



Europäisches Patentamt
European Patent Office
Office européen des brevets

(11) Numéro de publication:

**0 106 769
A1**

(12)

DEMANDE DE BREVET EUROPEEN

(21) Numéro de dépôt: 83402013.3

(51) Int. Cl.³: **B 01 J 20/32**
C 12 N 11/08, G 01 N 31/06
B 01 D 15/08

(22) Date de dépôt: 14.10.83

(30) Priorité: 15.10.82 FR 8217315

(43) Date de publication de la demande:
25.04.84 Bulletin 84/17

(84) Etats contractants désignés:
AT BE CH DE FR GB IT LI LU NL SE

(71) Demandeur: COMMISSARIAT A L'ENERGIE ATOMIQUE
Etablissement de Caractère Scientifique Technique et
Industriel
31/33, rue de la Fédération
F-75015 Paris(FR)

(72) Inventeur: Collin, Claude
3, rue de Bretagne Val des 4 Pignons
F-78850 Beynes(FR)

(72) Inventeur: Duval, Dominique
21, B1 Saint Antoine Bat. A
F-78000 Versailles(FR)

(72) Inventeur: Kirzenbaum, Marek
8, rue Anatole France
F-78350 Jouy-en-Josas(FR)

(72) Inventeur: Nicaise, Maryvonne
7, Allée des Bathes
F-91940 Orsay Les Ulis(FR)

(72) Inventeur: Dumont, Christophe
Estérel 5 49, rue de Chatenay
F-92160 Antony(FR)

(72) Inventeur: Gaussens, Gilbert
11, rue Jean Brunet
F-92190 Meudon(FR)

(72) Inventeur: Morillon, Cécile
99, rue de Paris
F-91400 Orsay(FR)

(74) Mandataire: Ayache, Monique et al,
CABINET PLASSERAUD 84, rue d'Amsterdam
F-75009 Paris(FR)

(54) Support particulier greffé en surface, son procédé de préparation et adsorbants pour chromatographie d'affinité incorporant ce support, ainsi que leur utilisation, notamment en biologie.

(57) Le support selon l'invention est essentiellement constitué de particules d'une matière polymère de base aptes à être utilisées en chromatographie sur colonne et sur lesquelles sont greffées, essentiellement en surface, des molécules d'au moins un monomère insaturé capable de former un copolymère avec la matière de base et porteur d'au moins une fonction chimique capable de former, ultérieurement, dans des conditions non dénaturantes, une liaison covalente avec le ligand utilisé dans l'adsorption envisagée, la quantité de monomère greffé possédant une fonction chimique accessible par unité de surface étant de 10 à 500 µg par cm² de surface du support et le rapport de la quantité de monomère greffé possédant une fonction chimique accessible à la quantité totale de monomère greffé étant de 0,05 à 0,5.

Ce support peut être utilisé, après fixation d'un ligand approprié, pour épurer le sang par chromatographie sur colonne, in-vitro ou ex-vivo.

EP 0 106 769 A1

Support particulaire greffé en surface, son procédé de préparation et adsorbants pour chromatographie d'affinité incorporant ce support, ainsi que leur utilisation, notamment en biologie.

5 L'invention concerne un support pour adsorbants utilisables en chromatographie d'affinité, notamment dans le domaine de la biologie.

Plus précisément, l'invention a pour objet un support particulaire, obtenu à partir de particules d'une matière
10 polymère inerte, qui présente en surface des fonctions chimiques aptes à former des liaisons covalentes avec des ligands utilisables en chromatographie d'affinité, notamment pour la séparation ou l'élimination de substances biologiques.

L'invention a également pour objet un procédé de
15 préparation de ce support.

L'invention a en outre pour objet les adsorbants pour chromatographie d'affinité obtenus par fixation covalente d'un ligand approprié sur ce support.

Enfin, l'invention a pour objet l'utilisation de tels
20 adsorbants, notamment pour la récupération ou l'élimination de substances biologiques, en particulier à partir du sang.

L'utilisation de supports inertes porteurs d'éléments biofonctionnels fixés par des liaisons covalentes s'est généralisée et étendue à un grand nombre d'applications
25 biologiques et biomédicales. En particulier, on a déjà proposé d'utiliser, en chromatographie d'affinité, en tant qu'adsorbants, des supports inertes porteurs de ligands appropriés pour la purification de substrats biologiques ou l'extraction de substances biologiques intéressantes à par-
30 tir de substrats biologiques tels que notamment le sang. Le pouvoir séparateur de l'adsorbant dépend de la spécificité du ligand fixé sur le support vis-à-vis de la substance à éliminer ou à extraire. Il est à ce propos essentiel que les propriétés physico-chimiques et chimiques du support
35 n'aient pas d'effet défavorable sur l'interaction entre le ligand et la molécule à fixer.

Compte tenu de ces considérations, on a déjà cherché à exploiter de très nombreux supports présentant des propriétés variées.

Ainsi, il existe actuellement un grand nombre de supports utilisés en chromatographie d'affinité. La plupart se présentent sous forme de gels qui diffèrent suivant la dimension des mailles et la composition chimique des chaînes macromoléculaires qui les constituent (cellulose, dextran, agarose, polyacrylamide, polystyrène, divinyl benzène...).

Par ailleurs, certains supports solides tels que billes de verre, céramique, etc., retenant un ligand spécifique, sont utilisés dans le même but en exploitant le phénomène d'absorption.

Toutefois, aucun des supports proposés jusqu'à présent ne s'est révélé satisfaisant, en particulier pour former des adsorbants utilisables en chromatographie d'affinité sur colonne.

On a pu établir que les différents inconvénients présentés en chromatographie d'affinité sur colonne par les supports de l'art antérieur pouvaient être éliminés en ayant recours à un support particulière (se présentant sous forme de poudre ou de billes selon la taille des particules), présentant une bonne stabilité dimensionnelle tout en possédant une bonne réactivité chimique, pratiquement limitée à sa surface, vis-à-vis du ligand spécifique de la substance, notamment biologique, à récupérer ou éliminer.

On connaît certes déjà de nombreux supports qui, sous forme particulière, présentent les propriétés mécaniques requises. Cependant on n'avait pas jusqu'à présent résolu de façon satisfaisante le problème de la fixation du ligand choisi sur un tel support.

L'invention apporte une solution satisfaisante à ce problème en fournissant un support particulière modifié, qui après fixation covalente d'un ligand approprié, conduit à l'obtention d'un adsorbant efficace et stable pour

chromatographie d'affinité sur colonne.

Ce résultat est obtenu grâce à la structure particulière de ce support dans lequel les "greffons" sont répartis en surface et présentent une longueur déterminée, de telle sorte qu'il peut fixer des molécules, notamment biologiques, par covalence, tout en conservant leur structure sinon native, du moins encore fonctionnelle, avec une accessibilité de leurs fonctions chimiques réactives suffisante pour réagir efficacement avec le composé à séparer par chromatographie d'affinité sur colonne.

Plus précisément, l'invention a pour objet un support particulaire pour la fabrication d'adsorbants pour chromatographie d'affinité sur colonne, caractérisé en ce qu'il est essentiellement constitué de particules d'une matière polymère de base aptes à être utilisées en chromatographie sur colonne et sur lesquelles sont greffées, essentiellement en surface, des molécules d'au moins un monomère insaturé capable de former un copolymère avec la matière de base et porteur d'au moins une fonction chimique capable de former, ultérieurement, dans des conditions non dénaturantes, une liaison covalente avec le ligand utilisé dans l'adsorption envisagée, la quantité de monomère greffé possédant une fonction chimique accessible par unité de surface (monomère dosé par unité de surface) étant de 10 à 500 μg par cm^2 de surface du support et le rapport de la quantité de monomère greffé possédant une fonction chimique accessible à la quantité totale de monomère greffé (monomère dosé/monomère pesé) étant de 0,05 à 0,5.

De préférence, la quantité de monomère dosé par unité de surface est de 30 à 350 μg par cm^2 et le rapport monomère dosé/monomère pesé est de 0,05 à 0,3.

On entend ici par "particules d'une matière polymère de base aptes à être utilisées en chromatographie sur colonne" des particules d'une matière présentant notamment et simultanément, à l'état de particules, les qualités suivantes:

- tenue dimensionnelle sous pression,
 - résistance à l'écrasement,
 - densité supérieure à l'unité,
 - inerties chimique et physico-chimique suffisantes
- 5 dans les conditions d'utilisation,
- insolubilité dans la plupart des solvants, notamment dans l'eau et les solutions aqueuses,
 - taux de gonflement faible dans l'eau et les solutions aqueuses.

Parmi les matières qui, à l'état particulaire, répondent à cette définition on peut citer notamment : le chlorure de polyvinyle, le polystyrène, le poly-chloro-trifluoroéthylène, des polyamides et le polyéthylène, et leurs copolymères présentant les caractéristiques susindiquées.

Suivant la taille de ces particules on parlera de
15 "poudres ou microbilles" (taille inférieure à 1 mm) ou de "billes" (particules pratiquement sphériques ayant des diamètres supérieurs à 1 mm).

Le "greffage en surface" du monomère insaturé conduit à "l'encapsulation" plus ou moins importante de la particule dans une couche de copolymère de la matière de base et du ou des monomère(s) insaturé(s) greffé(s), appelés ci-après, pour simplifier, "le monomère".

Le monomère greffé doit présenter outre une insaturation, par exemple une double liaison carbone-carbone, capable de former, par greffage, un copolymère avec la
25 matière de base, au moins une fonction chimique capable de former ultérieurement une liaison covalente avec le ligand dont l'utilisation est envisagée, et ceci dans des conditions non dénaturantes pour le ligand, c'est-à-dire
30 des conditions qui ne modifient pas de façon importante l'aptitude du ligand une fois fixé à réagir de façon sélective avec la substance à adsorber.

Le monomère greffé comporte, en tant que fonction chimique répondant à cette définition, par exemple et de
35 façon préférée, au moins une fonction chimique choisie parmi :

- les fonctions acide carboxylique activables par les carbodiimides,
- les fonctions amide activables par le glutaraldéhyde,
- les fonctions amine activables par le glutaraldéhyde,
- les fonctions aldéhyde qu'il n'est pas nécessaire d'activer, et
- les fonctions hydroxyle activables par le bromure de cyanogène.

En tant que monomères insaturés répondant à la définition donnée ci dessus on peut citer :

- l'acide acrylique,
- l'acrylamide,
- l'allylamine,
- l'acroléine,
- l'acrylate d'éthylène-glycol et
- le méthacrylate de diméthylaminoéthyle.

Les fonctions chimiques accessibles pour des réactions covalentes ultérieures du monomère greffé peuvent être dosées chimiquement selon des méthodes connues de l'homme du métier, éventuellement après modification (hydrolyse des fonctions amide en fonctions acide par exemple).

Le nombre de fonctions chimiques accessibles ainsi déterminé par dosage permet aisément de calculer, à partir du poids moléculaire du monomère greffé, et connaissant la surface de la matière polymère de base, le poids de monomère greffé possédant une fonction chimique accessible (monomère dosé) par unité de surface du support avant greffage.

La quantité totale de monomère fixé (monomère pesé) est la différence entre le poids P_1 du support après greffage et le poids P_0 de la matière polymère de base.

L'invention a également pour objet un procédé pour la préparation du support particulaire selon l'invention. Ce procédé utilise, comme source d'énergie, des rayonnements ionisants, en l'absence de tout catalyseur chimique.

Plus précisément, le procédé selon l'invention pour la préparation d'un support particulaire greffé, défini précédemment, est caractérisé en ce qu'il consiste essentiellement à effectuer le greffage radiochimique, sur des particules d'une matière polymère de base choisie, du ou des monomère(s) insaturé(s) choisi(s), en solution dans un solvant non

agressif vis à vis des réactifs ou en l'absence de solvant .

Selon ce procédé, on a essentiellement recours à trois types de techniques de greffage radiochimiques connus, à

5 savoir :

- le greffage après préirradiation en présence d'oxygène,
- le greffage après préirradiation en absence d'oxygène,
- le greffage direct sous rayonnements.

10 On rappellera brièvement ci-après le principe de chacune de ces trois techniques.

1) Greffage après préirradiation en présence d'oxygène (greffage sur polymères peroxydés) :

Cette méthode consiste à peroxyder le polymère de
15 base en l'irradiant en présence d'oxygène puis à effectuer le greffage dans une seconde étape au cours de laquelle on décompose, notamment par la chaleur, les peroxydes macromoléculaires formés, en présence du monomère à greffer.

20 2) Greffage après préirradiation en absence d'oxygène:

Cette méthode consiste à irradier, dans une première étape, un polymère à l'état vitreux ou cristallisé. Les macroradicaux formés ont une mobilité très réduite et certains d'entre eux restent "piégés" sans se recombinaer.

25 Dans une seconde étape, on laisse diffuser le monomère à greffer dans le polymère ainsi traité ; les macroradicaux formés précédemment amorcent la polymérisation et on obtient un copolymère greffé.

3) Greffage direct sous rayonnements :

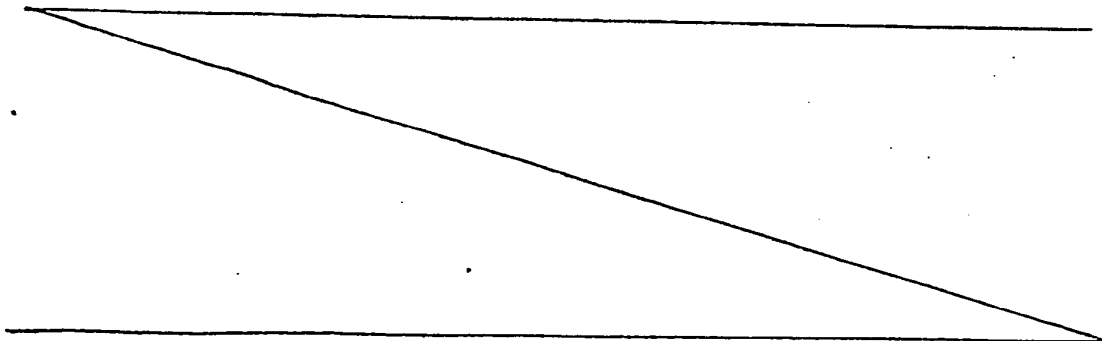
30 Cette méthode consiste à utiliser directement les macroradicaux formés lors de la radiolyse du polymère de base pour amorcer la polymérisation du polymère à greffer présent dans le milieu au moment de l'irradiation.

Dans tous les cas, les rayonnements ionisants pro-
35 viennent avantageusement d'accélérateurs d'électrons ou de sources de cobalt 60.

Selon l'invention, on a établi que des résultats particulièrement satisfaisants sont obtenus lorsque le greffage est effectué :

- sur des particules de polymère de base dont la taille est située dans la gamme d'environ 10 à environ 5 000 μ ;
- dans un solvant tel que l'eau, l'acétone ou l'éthanol, purs ou en mélange ;
- à une concentration du monomère dans le solvant de 10 à 80 % en poids ;
- pendant une durée de 1 à 6,5 heures ;
- à une température située dans la gamme allant de la température ambiante à la température d'ébullition du solvant utilisé ; et
- avec une dose d'irradiation comprise dans la gamme de 0,3 à 10 Mrad.

Selon un mode préféré de réalisation, le procédé selon l'invention pour la préparation du support particulier greffé, défini précédemment, est donc caractérisé en ce qu'il consiste essentiellement à effectuer le greffage radiochimique, sur des particules d'une matière polymère de base choisie dont la taille est située dans la gamme d'environ 10 à environ 5 000 μ , du monomère insaturé choisi, en solution à une concentration de 10 à 80 % en poids, dans l'eau, l'acétone ou l'éthanol, purs ou en mélange, pendant une durée de 1 à 6,5 heures, à une température située dans la gamme allant de la température ambiante à la température d'ébullition du solvant utilisé, avec une dose d'irradiation comprise dans la gamme de 0,3 à 10 Mrad.



Le support particulaire greffé en surface selon l'invention, obtenu comme il vient d'être décrit, ou selon tout autre procédé, est stable et peut être conservé tel quel.

5 Ce support particulaire greffé est avantageusement utilisé pour préparer des adsorbants pour chromatographie, notamment dans le domaine de la biologie.

Dans ce domaine, depuis déjà un certain nombre d'années, on effectue des recherches intensives en vue de met-
10 tre au point des dispositifs permettant d'extraire ou d'éliminer, de manière sûre et efficace, différentes substances à partir de matières biologiques, en particulier à partir du sang.

Pour ce faire, un des moyens les plus efficaces en-
15 visagés jusqu'à ce jour consiste à adsorber la substance à extraire ou à éliminer sur un adsorbant muni d'une substance apte à réagir de façon spécifique avec ladite substance à extraire ou à éliminer.

Ainsi, on peut par exemple éliminer du sang, in vi-
20 tro ou par circulation extracorporelle ex vivo, un anticorps, un antigène ou un substrat d'enzyme en faisant passer le sang à purifier sur un adsorbant muni respectivement de l'antigène, anticorps ou enzyme correspondant.

Cette méthode peut également être utilisée, notamment
25 in vitro, pour récupérer à partir du sang des constituants biologiques recherchés, notamment en thérapeutique, tels qu'antigènes ou anticorps.

Le support particulaire greffé en surface selon l'invention convient particulièrement bien à la préparation de
30 tels adsorbants.

En effet, un tel support présente à sa surface un grand nombre de sites réactifs vis-à-vis notamment des ligands de substance biologiques. Comme on peut, en fai-
sant varier notamment la taille des particules, la nature
35 du monomère greffé et la longueur des greffons grâce à un choix approprié des conditions de greffage, régler sur

ce support la distance, la densité et la répartition des sites réactifs, il est possible d'y fixer par covalence un très grand nombre de ligands, en particulier des ligands spécifiques de substances biologiques.

- 5 La fixation covalente du ligand sur le support particulaire a lieu selon des méthodes connues, telles que décrites par exemple dans *Immunochemistry* 1, 219-229, (1964), *J. of Immunological Methods* 11, 129-133 (1976) et *Science* 195, 302 (1977), après activation des sites réactifs du support. Il est rap-
10 pelé à ce propos que l'activation des fonctions acide peut se faire au moyen de carbodiimides et celle des fonctions amide et amine au moyen de glutaraldéhyde.

- On a en outre établi selon l'invention que les sites réactifs sont rendus plus accessibles pour la
15 fixation covalente du ligand lorsqu'on effectue une hydratation du support, préalable à l'activation. Donc, selon l'invention, on hydrate de préférence le support avant de procéder à son activation, puis à la fixation covalente du ligand.

- 20 La durée de l'hydratation dépend essentiellement de la structure et de la composition du support particulaire greffé.

- Cette durée peut être déterminée aisément par l'homme du métier, pour chaque type de support. Par exemple, dans
25 le cas d'un support particulaire greffé à l'acide acrylique, ou à l'acrylamide après hydrolyse des fonctions amide en fonctions acide, on peut déterminer la durée d'hydratation optimum (au bout de laquelle le maximum de fonctions acide sont rendues accessibles) en suivant les variations
30 de pH d'une solution de soude dans laquelle un échantillon du support greffé est mis en suspension.

- En tout état de cause, on a pu établir que selon l'invention une durée d'hydratation préalable de 24 heures suffit à rendre accessibles toutes les fonctions utilisables. A ce
35 stade le taux de gonflement, en volume, du support est au maximum de 30 %, le plus souvent de l'ordre de 10 %, et le support conserve toutes

ses caractéristiques mécaniques désirées pour la chromatographie d'adsorption sur colonne.

L'invention a donc en outre pour objet un adsorbant pour chromatographie d'affinité, caractérisé en ce qu'il
5 résulte de la fixation covalente du ligand spécifique de la substance à adsorber, sur le support particulaire selon l'invention.

L'invention a de plus pour objet un procédé pour la préparation de cet adsorbant pour chromatographie d'affinité, caractérisé en ce qu'il consiste essentiellement
10 à fixer par covalence le ligand spécifique de la substance à adsorber, sur le support après activation de celui-ci, précédée de préférence d'une hydratation.

Enfin l'invention a pour objet l'utilisation d'un tel
15 adsorbant, en particulier dans le domaine de la biologie, et notamment pour extraire ou éliminer une substance biologique du sang, in vitro ou par circulation extracorporelle ex vivo.

A titre d'exemples, on indiquera à ce propos que :
20 - pour extraire ou éliminer un antigène du sang, on utilisera avantageusement un adsorbant selon l'invention dans lequel le ligand est l'anticorps, par exemple monoclonal, correspondant ;

- pour extraire ou éliminer un anticorps du sang,
25 on utilisera avantageusement un adsorbant selon l'invention dans lequel le ligand est l'antigène correspondant ; et

- pour éliminer un substrat d'enzyme du sang, on utilisera avantageusement un adsorbant selon l'invention dans lequel le ligand est l'enzyme correspondante.

Il va de soi que pour traiter des milieux complexes tels que le sang, l'homme du métier devra choisir, sur la base de ses connaissances générales en la matière, parmi les nombreux supports particuliers selon l'invention, 5 ceux qui sont compatibles non seulement avec le ligand à fixer, mais encore avec le milieu complexe à traiter avec lequel ils ne devront pas donner de réactions secondaires gênantes, en particulier dans le cas de l'épuration du sang par circulation extracorporelle "ex vivo". 10

L'invention sera mieux comprise à l'aide des exemples non limitatifs qui suivent.

15 I Exemples de préparation de supports.

Exemple 1

Poudre de chlorure de polyvinyle greffée par de l'acrylamide, après irradiation en l'absence d'oxygène.

Le support de base est une poudre de chlorure de polyvinyle (commercialisée sous la dénomination PVC Lycovyl GB 20 1220) dont la granulométrie est comprise entre 100 et 200 microns. Le greffage d'acrylamide est effectué en absence d'oxygène. La poudre est d'abord irradiée en atmosphère d'azote sous rayonnement γ . Une dose de 0,57 Mrad est appliquée avec un débit de 0,19 Mrad/heure. 25

La poudre est ensuite mise au contact du monomère en solution dans un mélange eau-acétone (3:5) contenant 15 % d'acrylamide pendant 1h30 à température ambiante, toujours à l'abri de l'oxygène et sous agitation.

30 La poudre greffée est alors lavée dans un mélange eau-

acétone (3:5) et séchée.

Le greffage pondéral qui est défini comme étant égal à $\frac{P_1 - P_0}{P_0} \times 100$ (P_1 étant le poids final et P_0 le poids

5 initial) est de 12,7 %.

L'hydrolyse des fonctions amide accessibles réalisée dans une solution d'acide chlorydrique 3N pendant 3 heures à reflux permet ensuite d'évaluer les fonctions acide car-
boxylique obtenues et de les doser par la soude. De cette
10 manière le dosage conduit à une évaluation de 2,35 % (en poids) de chaînes dérivées de l'acrylamide présentant un site actif.

Exemple 2

Poudre de chlorure de polyvinyle greffée par de l'a-
15 crylamide, après irradiation en l'absence d'oxygène.

Le support de base est le même que dans l'exemple 1. Le greffage d'acrylamide est effectué suivant le même procédé et dans les mêmes conditions d'irradiation que dans l'exemple 1. La solution de greffage contient 20 % d'a-
20 crylamide et le greffage à la température ambiante dure 1 heure. La poudre lavée et séchée est ainsi greffée à 24 % en poids et 5 % de polyacrylamide actif peuvent être dosés.

Exemple 3

25 Poudre de chlorure de polyvinyle greffée par de l'a-
cide acrylique, après irradiation en l'absence d'oxygène.

Le support de base est le même que dans l'exemple 1.

Le greffage d'acide acrylique est effectué en atmosphère d'azote. L'irradiation est faite dans un premier
30 temps, une dose de 0,6 Mrad étant appliquée sous électrons. Le greffage est ensuite réalisé par agitation de la poudre, toujours en atmosphère d'azote, en suspension dans une solution contenant 10 % d'acide acrylique dans l'eau en présence de 0,15 % d'inhibiteur (sel de Mohr) pendant
35 1 heure à $85 \pm 2^\circ\text{C}$.

Le greffage est évalué à 3,5 % par dosage des fonction

acide carboxylique par la soude.

Exemple 4

Poudre de chlorure de polyvinyle greffée par de l'allylamine, après irradiation en l'absence d'oxygène.

- 5 Le support de base est le même que dans l'exemple 1. L'irradiation et le greffage d'allylamine sont effectués en absence d'oxygène, sous vide. La poudre est préirradiée sous électrons ayant une énergie de 3 MeV. La dose appliquée est de 5 Mrad. Le greffage est réalisé en laissant la
- 10 poudre au contact d'une solution d'allylamine à une concentration de 50 % dans l'éthanol, sous agitation, pendant 1h à $40 \pm 2^\circ\text{C}$. Les lavages sont réalisés dans l'éthanol.

Le greffage pondéral mesuré est de 6 %.

Exemple 5

- 15 Billes de polystyrène greffées par de l'acide acrylique, après irradiation en présence d'oxygène.

- Le support, sous forme de billes de diamètre 3,2 mm, est constitué de polystyrène. Il est peroxydé par irradiation à l'air, sous rayonnements γ . Une dose de 7,5 Mrad
- 20 est appliquée à un débit de 0,44 Mrad/heure. Le support est ensuite agité dans une solution contenant en poids 79,6 % d'acide acrylique, 20 % d'eau, 0,4 % de sel de Mohr, pendant 6h30, à $87 \pm 2^\circ\text{C}$, sous atmosphère d'azote.

- Le taux de greffage pondéral est de 2,8 % ; il est
- 25 évalué, par dosage, à 0,29 %.

Exemple 6

Billes de polystyrène greffées par de l'acrylamide, après irradiation en présence d'oxygène.

- Des billes de polystyrène de 3,2mm de diamètre sont
- 30 greffées par de l'acrylamide dans les conditions suivantes:

La peroxydation du support est réalisée par irradiation, à l'air, sous électrons (3 MeV) avec une dose de 7,5 Mrad.

- Après 24 heures, les billes sont plongées dans une
- 35 solution contenant en poids 59,4 % d'acrylamide, 40 % d'eau, et 0,6 % de sel de Mohr, dans laquelle barbote de l'azote. La tem-

pérature de la solution est de $92 \pm 2^\circ\text{C}$, la durée de greffage est de 6h30.

Le taux de greffage pondéral est de 0,45 %.

Exemple 7

- 5 Billes de polystyrène greffées par de l'acrylate de butyle et de l'acide acrylique, après irradiation en présence d'oxygène.

Des billes de polystyrène de 3,2 mm de diamètre sont greffées simultanément, dans les mêmes conditions d'irradiation que celles décrites dans l'exemple 6, par de l'acide acrylique et de l'acrylate de butyle pour augmenter la balance hydrophile/ hydrophobe.

- 10 Le greffage est effectué dans une solution contenant, en poids, 5 % d'acrylate de butyle, 74,6 % d'acide acrylique, 20 % d'eau et 0,4 % de sel de Mohr, à $87 \pm 2^\circ\text{C}$ pendant 1h45.

Le taux de greffage pondéral est de 2,4 %.

Exemple 8

- 20 Billes de polystyrène greffées par de l'acide acrylique, après irradiation en présence d'oxygène.

Des billes de polystyrène de 3,2 mm de diamètre sont greffées par de l'acide acrylique. La méthode utilisée est la peroxydation, l'irradiation du support étant effectuée sous faisceau d'électrons (3 MeV), à l'air, avec une dose de 7,5 Mrad.

- 25 Après 24 heures, les billes, plongées dans une solution contenant en poids 79,6 % d'acide acrylique, 20 % d'eau et 0,4 % de sel de Mohr, sont agitées pendant 4 heures à $87 \pm 2^\circ\text{C}$, en maintenant dans la solution, un barbotage d'azote.

- 30 Le greffage pondéral est de 2,6 % et le greffage mesuré par dosage des fonctions acide est de 0,12 %.

Exemple 9

Poudre de copolymère chlorure de polyvinyle-acétate de vinyle greffée par de l'acide acrylique, après irradiation en présence d'oxygène.

- 35 Le support de base est un copolymère, sous forme de microbilles, de chlorure de polyvinyle contenant 10 % d'acétate de vinyle

(commercialisé sous la dénomination Lucovyl SA 6001), dont la granulométrie est comprise entre 100 et 200 microns.

Le greffage de l'acide acrylique est effectué après irradiation, à l'air, de la poudre, sous rayonnements γ , à une dose de 0,3 Mrad dispensée en 1 heure. La solution de greffage, hors de laquelle l'oxygène est chassé par barbotage d'azote, contient, en poids, 9,95 % d'acide acrylique dans 90 % d'eau, en présence de 0,05 % de sel de Mohr. Elle est chauffée à $80 \pm 2^\circ\text{C}$ durant le temps de greffage de 1 heure.

Le taux de greffage pondéral, mesuré par différence de poids, après lavage et séchage est de 3,6 %. Le dosage des fonctions acide carboxylique correspond à 1,5 % de greffage.

Exemple 10

Poudre de copolymère de chlorotrifluoroéthylène et de fluorure de vinylidène greffée par l'acide acrylique, après irradiation en l'absence d'oxygène.

Un support de base constitué de copolymère de chlorotrifluoroéthylène et de fluorure de vinylidène (commercialisé sous la dénomination Kel-F) de granulométrie comprise entre 80 et 160 microns, est greffé par de l'acide acrylique dans les conditions suivantes : une préirradiation du support est réalisée en absence d'oxygène, sous vide, sous électrons (3 MeV) avec une dose de 0,87 Mrad. Le greffage est ensuite effectué, sous vide, à $90 \pm 2^\circ\text{C}$ pendant 1h10 au contact d'une solution de 20 % d'acide acrylique dans l'eau en présence de 0,2 % de sel de Mohr.

Les fonctions acide dosées correspondent à un taux de greffage dosable de 8,9 %.

Exemple 11

Poudre de copolymère de chlorure de polyvinyle et d'acétate de vinyle greffée sous vide par de l'acroléine, après irradiation par un faisceau d'électrons.

Le support de base est une poudre de copolymère de chlorure de polyvinyle - acétate de vinyle contenant 10 % d'acétate de vinyle, dont la granulométrie est comprise entre 100 et 200 μ . Le greffage d'acroléine est effectué sous

vide, après un double dégazage. La poudre est irradiée par un passage sous faisceau d'électrons (énergie : 3 MeV ; intensité : 400 μ A) à une dose de 2,05 Mrad. Elle est ensuite mise au contact d'une solution d'acroléine se

5 composant de :

- 50 % d'acroléine
- 25 % d'éthanol
- 25 % d'eau

pendant 17 heures à la température ambiante. La poudre

10 greffée est lavée à l'éthanol.

Le greffage est évalué par pesée à 5,3 % et par dosage des fonctions aldéhyde à 1,5 %.

Exemple 12

Poudre de polyamide greffée par de l'acrylate d'é-

15 thylène-glycol, après irradiation sous vide par un faisceau d'électrons.

Le support de base est un polyamide 11 de granulométrie comprise entre 10 et 100 μ .

Le monomère greffé est l'acrylate d'éthylène-glycol.

20 Le greffage est effectué sur la poudre préirradiée sous faisceau d'électrons ($E = 3$ MeV, $I = 400$ μ A) en absence d'oxygène, sous vide, à une dose de 9 Mrad, en mettant 10 g de poudre en suspension pendant 15 minutes à 75°C dans 100 ml d'une solution contenant 50 % d'acrylate d'éthylène-

25 glycol dans l'eau, en présence de 0,5 % de sel de Mohr. La poudre est lavée à l'eau et séchée.

Le taux de greffage pondéral est de 186 %.

Exemple 13

Poudre de polyéthylène greffée par de l'acrylate

30 d'éthylène-glycol, après irradiation sous vide par un faisceau d'électrons.

Le support de base est un polyéthylène (très haut poids moléculaire) de granulométrie comprise entre 10 et 100 μ .

35 Le monomère greffé est l'acrylate d'éthylène-glycol. Le greffage est effectué par une méthode de préirradiation

en absence d'oxygène, sous vide. La poudre de polyéthylène est irradiée sous faisceau d'électrons ($E = 3 \text{ Mev}$, $I = 400 \text{ } \mu\text{A}$) à une dose de 9 Mrad. Elle est mise ensuite au contact, toujours sous vide, d'une solution de 49,5 % d'acrylate d'éthylène-glycol et de 0,5 % de sel de Mohr dans l'eau, à 75°C pendant 90 minutes, à raison de 10 ml de solution par gramme de poudre.

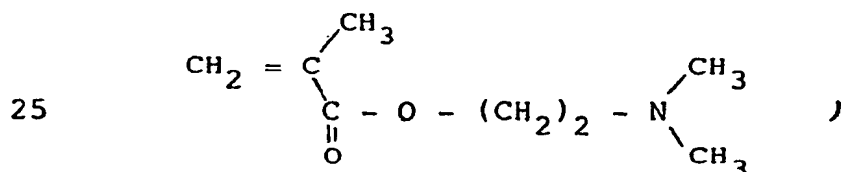
La poudre greffée est ensuite lavée à l'eau et séchée. Le taux de greffage pondéral est de 110 %.

10 Exemple 14

Poudre de copolymère de chlorure de polyvinyle et de polyacétate de vinyle greffée par le méthacrylate de diméthylamino-éthyle, après préirradiation en l'absence d'oxygène, par des rayons γ .

15 Le support de base est une poudre de copolymère de chlorure de polyvinyle et de polyacétate de vinyle à 10 % de polyacétate de vinyle (commercialisée sous la dénomination : Lucovyl SA 6001) dont la granulométrie est comprise entre 100 et 200 μ .

20 Le greffage du monomère, à savoir le méthacrylate de diméthylaminoéthyle (MADAME) de formule



est effectué selon une méthode de préirradiation en absence d'oxygène. La poudre est irradiée en atmosphère d'azote sous rayonnement γ à une dose de 1,5 Mrad avec un débit de 0,3 Mrad/h, elle est ensuite mise au contact du monomère en solution contenant 40 % de MADAME, 59,6 % d'eau et 0,4 % d'hydroquinone jouant le rôle d'inhibiteur, à raison de 5 ml de solution par gramme de support. La réaction s'effectue à 30°C pendant une heure, en atmosphère d'azote.

35 La poudre est ensuite lavée dans des solutions d'eau-éthanol et séchée à 50°C. Le taux de greffage pondéral obtenu est de 8,6 %.

II Exemples de préparation d'adsorbants.Exemple 15Fixation d'acides aminés sur un support.

On utilise le support obtenu à l'exemple 1.

5 Après hydratation du support, les fonctions amide sont activées par incubation du support greffé pendant 17h à 37°C dans une solution contenant 6 % de glutaraldéhyde en tampon MES (0,1 M) à pH 7,4, à raison de 25 ml de solution pour un gramme de support greffé.

10 Le support est mis en suspension à raison de 1 g/10 ml et agité dans une solution d'acide aminé (50 g/l) en tampon MEQ (0,1 M) maintenue à une température de 5°C pendant 5 heures.

Les manipulations sont effectuées à différents pH :
15 6,5 ; 7,5 ; 8,5, avec deux acides aminés différents : la lysine et l'acide glutamique.

Les taux de couplage sont évalués par dosage des fonctions acide carboxylique par la soude 0,1 N.

La validité de ce test est prouvée en confirmant sur
20 témoin l'absence de toute hydrolyse des fonctions amide sur le même support n'ayant pas subi l'activation et le couplage.

Les résultats obtenus sont les suivants :

25	pH	Nombre de moles fixées par gramme	Rendement par rapport au greffage
30	6,5	$2,55 \cdot 10^{-4}$	77 %
	7,5	$1,34 \cdot 10^{-4}$	40,5 %
	8,5	$2,2 \cdot 10^{-4}$	66,7 %
35	6,5	$0,88 \cdot 10^{-4}$	26,5 %
	7,5	$1,08 \cdot 10^{-4}$	33 %
	8,5	$1,03 \cdot 10^{-4}$	31,1 %

Exemple 16Fixation d'une enzyme (chymotrypsine) sur un support.

On utilise le support obtenu à l'exemple 1.

Après hydratation du support, l'activation est effectuée dans des conditions identiques à celles décrites à l'exemple 15. Le couplage de la chymotrypsine est réalisé au pH optimum de 7 dans des conditions équivalentes à celles décrites pour le couplage des acides aminés. La concentration de la solution de chymotrypsine n'est que de 2 g/litre.

Le support subit ensuite 4 lavages :

1er lavage : 17h en tampon MES (0,1 M)

2eme lavage : 7h en tampon MES (0,1 M) NaCl(1M) à pH 7.

3eme lavage : 41h dans une solution de HCl(10^{-3} M)

NaCl(1M) à pH 3.

4eme lavage : 7h en tampon TRIS (0,01M) CaCl₂(0,05 M) à pH 8.

Les résultats sont évalués en :

- poids de chymotrypsine par gramme de support, déduits des mesures de densité optique sur le milieu réactionnel ; et
- activités enzymatiques mesurées sur les différentes solutions et sur la poudre.

L'activité enzymatique est exprimée en Unités Internationales (UI) [On rappelle qu'une Unité Internationale représente le nombre de micromoles de soude ajoutées, nécessaires pour neutraliser les fonctions acide carboxylique libérées par l'hydrolyse de l'ester éthylique de l'acétyltyrosine (ATEE) sous l'action de la chymotrypsine.]

Dans la solution de couplage la concentration en chymotrypsine chute de 1,93 g/l à 1,815 g/l; une quantité de 1,15 mg est donc fixée par gramme support.

Parallèlement l'activité enzymatique de la solution chute de 259 UI à 7,68 UI.

L'activité enzymatique finale mesurée par gramme de support est de 25,8 UI.

Exemple 17Fixation de γ -globulines sur un support.

On utilise le support obtenu à l'exemple 2.

Après hydratation du support, les fonctions amide sont
5 activées en agitant la poudre en suspension dans une solu-
tion à 2,5 % de glutaraldéhyde en tampon phosphate à
pH 7,2, pendant 1 heure à 4°C. Après rinçage de la poudre,
on couple des γ -globulines G humaines marquées à
l'iode 125, par agitation de la poudre
10 en suspension dans une solution de 1 mg/ml de γ -globulines
(γ g) en tampon phosphate à 4°C, pendant une nuit.

Des lavages intenses en tampon phosphate sont répétés
afin d'éliminer les protéines adsorbées.

Dans ces conditions, la fixation de γ g est évaluée
15 à 0,6 mg par gramme de support.

Exemple 18Fixation de γ -globulines sur un support.

On utilise le support obtenu à l'exemple 3.

L'activation des fonctions acide carboxylique, après
20 hydratation, est réalisée en présence de 1-cyclohexyl-3-
(2-morpholino-éthyl)carbodiimide dans une solution tam-
pon MES acide 2-N(morpholino)éthane-sulfonique (0,1 M), à
pH 4,75, pendant 1 heure à 20°C. Le support rincé est mis
en suspension dans une solution de γ -globulines G humaines
25 (1 mg/ml) et agité une nuit à 4°C. Les lavages sont effec-
tués en tampon MES. La fixation atteint 7 mg de γ -globu-
lines G humaines par gramme de support.

Exemple 19Fixation de γ -globulines sur un support.

30 On utilise le support obtenu à l'exemple 4.

La fixation de γ -globulines G humaines marquées
à l'iode 125, après hydratation et
activation par le glutaraldéhyde conduit, dans les condi-
tions habituelles, à la fixation de 0,7 mg de γ g par
35 gramme de support.

Exemple 20Fixation de γ -globulines sur un support.

On utilise le support obtenu à l'exemple 5.

Les γ -globulines G humaines fixées sur ce support dans 5 des conditions équivalentes à celles décrites dans l'exemple 18 sont de 25 à 35 μg par cm^2 de surface du support.

Exemple 21Fixation de γ -globulines sur un support.

On utilise le support obtenu à l'exemple 6.

10 La fixation de γ -globulines G humaines dans des conditions équivalentes à celles décrites dans l'exemple 17 atteint 20 à 30 μg par cm^2 de surface du support.

Exemple 22Fixation de γ -globulines sur un support.

15 On utilise le support obtenu à l'exemple 7.

La fixation de γ -globulines G humaines dans les conditions habituellement employées pour les fonctions acide carboxylique (exemple 18) est de 45 $\mu\text{g}/\text{cm}^2$ de surface du support.

20 Exemple 23

Fixation de γ -globulines sur un support.

On utilise le support obtenu à l'exemple 8.

Le support permet dans les conditions habituelles (exemple 18) la fixation de 80 à 130 μg de γ -globulines 25 G humaines par cm^2 de sa surface.

Exemple 24Fixation d'hématies humaines sur un support.

On utilise le support obtenu à l'exemple 9.

La fixation irréversible d'hématies humaines sur ce 30 support est réalisée après hydratation et traitement intermédiaire du support par l'éthylène-imine fixée par le carbodiimide.

Les conditions opératoires sont les suivantes :

Les microbilles greffées sont plongées dans une so-
35 lution d'éthylène-imine de poids moléculaire 30 000 à 40 000 dans un tampon MES, sous agitation rotative, à

raison de 50 mg d'éthylène-imine par gramme de microbilles.
Ce traitement dure 90 minutes à température ambiante.

Les microbilles sont ensuite transférées dans une solution contenant, en concentrations finales, les éléments sui-

5 vants, pour 0,25 gramme de microbilles/ml de solution :

- polyéthylène-imine : 12,5 mg/ml
- 1-cyclohexyl-3(2-morpholinoéthyl)carbodiimide :
50 mg/ml

10 L'ensemble est maintenu 48h à température ambiante, sous agitation rotative.

Les microbilles sont rincées à l'eau et traitées à nouveau 4h à température ambiante dans une solution contenant le carbodiimide (50 mg/ml) et du chlorure d'ammonium (1M). Après de nombreux rinçages, elles sont stockées en
15 tampon TRIS (10 mM) à pH 7,4 en présence de NaN_3 (0,2 %). Avant de permettre l'adsorption des hématies sur les microbilles, les 2 éléments sont lavés séparément dans un tampon sucrose-acétate (7/3) à 310 mOSM à pH 5 (il est rappelé
20 que 1 OSM est la pression osmotique exercée par une solution aqueuse contenant 1 mole de soluté (molécule ou ion) par litre, séparée de l'eau pure par une membrane imperméable à ce soluté).

Une suspension 50/50 en volume de microbilles est ajoutée goutte à goutte dans une suspension 50/50 en volume de globules rouges,
25 dans les mêmes proportions. Une agitation rotative très légère est appliquée pendant 10 minutes. Un rinçage est ensuite effectué avec le même tampon à pH 7,4. On prépare une solution de glutaraldéhyde (310 mOSM - 1 %) dans un tampon PBS (Phosphate Buffer Saline : solution isotonique
30 tamponnée). Les microbilles sont mises en suspension à raison de 10 % de microbilles dans une solution contenant 0,5 % de glutaraldéhyde. La réaction dure 1 heure à température ambiante. Différents rinçages sont effectués à
4°C :

- 35
- glycine (0,1 M)
 - tampon PBS

suivis d'une incubation d'une heure en solution de glycine. Le rinçage final est effectué en tampon PBS.

Les hématies du milieu réactionnel sont comptées sur cellule de Malassez (lame qui permet de dénombrer les 5 cellules) et évaluées en outre après hémolyse en milieu ammoniacal. On peut ainsi estimer qu'il y a de $8 \text{ à } 9.10^8$ hématies fixées par gramme de support.

Exemple 25

Fixation d'hématies humaines sur support.

10 On utilise le support obtenu à l'exemple 4 sur lequel on adsorbe des hématies humaines puis on les fixe au glutaraldéhyde. Les conditions opératoires décrites dans l'exemple 24 sont reprises, en évitant le traitement à l'éthylène-imine.

15 La fixation d'hématies est estimée du même ordre de grandeur, soit $8 \text{ à } 9.10^8$ hématies par gramme de support.

Exemple 26

Fixation d'acide glutamique sur un support.

On utilise le support obtenu à l'exemple 10.

20 L'activation des fonctions acide carboxylique et la fixation d'acide glutamique sont réalisées en un seul temps. La poudre est mise en suspension pendant 17h à 4°C dans une solution contenant l'acide glutamique (50 g/l) et du 1-cyclohexyl-3-(2-morpholinoéthyl)carbodiimide (10 %) en tampon MES (0,1M) à pH 4,75. Pour 1 gramme de support 10 ml de solution sont nécessaires.

30 Le dosage des fonctions acide carboxylique sur le support couplé permet, par rapport au témoin non couplé, d'évaluer un taux de 14 % en poids d'acide glutamique fixé par liaison irréversible.

Exemple 27

Fixation de chymotrypsine sur un support.

On utilise le support obtenu à l'exemple 11.

35 Le couplage de la chymotrypsine est réalisé en agitant 1 gramme de support greffé pendant 20h à 20°C dans

10 ml d'une solution tampon phosphate de potassium (0,05 M à pH 7) contenant 20 mg de chymotrypsine.

La poudre est ensuite lavée abondamment en milieu tampon phosphate (pH 7), puis en milieu tampon phosphate - NaCl (1M) puis dans une solution de HCl(10^{-3} M)-NaCl(1M) à pH 3, et enfin en tampon TRIS (0,01 M) -CaCl₂ (0,05 M) à pH 8.

L'activité enzymatique de la poudre ainsi obtenue est de 22 UI/gramme de support (l'activité initiale de la chymotrypsine en solution est de 13 UI/mg).

10 Exemple 28

Fixation de β -galactosidase sur un support.

On utilise le support obtenu à l'exemple 12.

Les fonctions hydroxyle sont activées par le bromure de cyanogène dans les conditions suivantes : 1 g de support est mis en suspension à température ambiante pendant 15 minutes dans une solution de carbonate de sodium (0,02 M) dont le pH est ajusté à 11 par la soude et contenant 10 % de bromure de cyanogène, à raison de 30 millimoles de bromure de cyanogène pour 1 g de support.

20 Après rinçage dans une solution de bicarbonate de sodium (0,1 M), la poudre est mise en suspension dans 10 ml d'une solution de β -galactosidase à 2 g/l dans un tampon bicarbonate pH 9,3, pendant 24 heures à 4°C. La poudre est ensuite lavée abondamment et successivement dans 4 solutions:

- 25 - NaHCO₃ (0,1 M)
 - HCl (10^{-3} M)
 - NaCl (0,5 M)
 - eau distillée.

30 L'activité enzymatique de la β -galactosidase fixée est mesurée après incubation de la poudre à 37°C pendant 20 minutes en présence d'orthonitrophénol-D-galactopyranoside (ONPG), substrat dont l'orthonitrophénol (ONP) est libéré par hydrolyse, proportionnellement à la quantité d'enzyme présente.

35 L'activité ainsi mesurée est de 0,84 micromole d'ONP libérée par gramme de support.

- 25 -

Exemple 29Fixation de β -galactosidase sur un support.

On utilise le support obtenu à l'exemple 13.

L'activation des fonctions hydroxyle par le bromure de cyanogène ainsi que le couplage de la β -galactosidase
5 sont réalisés dans les conditions décrites dans l'exemple 28.

De même l'activité enzymatique de l'enzyme fixée est mesurée par l'action hydrolytique de l'enzyme sur le substrat : ONPG.

10 L'activité mesurée est de 0,45 micromole d'ONP libérée par gramme de support.

Exemple 30Fixation d'hématies humaines sur un support.

On utilise le support obtenu à l'exemple 14.

15 L'adsorption et la fixation des globules rouges sont réalisées directement sur le support, après avoir lavé séparément les billes et les globules rouges en tampon sucrose-acétate (7/3) à pH 5.

Une suspension 50/50 en volume de microbilles est
20 ajoutée goutte à goutte dans une suspension 50/50 en globules rouges, dans les mêmes proportions. Une agitation rotative très légère est appliquée pendant 10 minutes. Un rinçage est ensuite effectué avec le même tampon à pH 7,4. On prépare une solution de glutaraldéhyde : 1 % dans le
25 tampon PBS (solution isotonique tamponnée). Les microbilles sont mises en suspension à raison de 10 % de microbilles dans une solution contenant 0,5 % de glutaraldéhyde. La réaction dure 1 heure à température ambiante. Différents rinçages sont effectués à 4°C :

- 30 - glycine (0,1 M)
- tampon PBS

suivis d'une incubation d'une heure en solution glycine. Le rinçage final est effectué en tampon PBS.

Le nombre d'hématies fixées est évalué à 8 à $9 \cdot 10^8$
35 par gramme de support ($1,8$ à $2 \cdot 10^6$ hématies/cm²).

III Utilisation des adsorbants selon l'invention : application à l'épuration immunologique.

L'épuration immunologique est une application particulière du principe de la chromatographie d'affinité. L'élimination du milieu plasmatique des éléments indésirables (ex. anticorps, antigènes, complexes immunes) est réalisée par mise en contact avec un support qui possède à sa surface les éléments actifs réagissant spécifiquement avec l'élément à éliminer.

10 Les techniques d'épuration plasmatique les plus couramment employées sont actuellement les plasmaphérèses. Les éliminations sont dans ce cas non spécifiques avec perte importante de plasma, coûteuses et on observe un certain nombre d'accidents.

15 La fabrication d'adsorbants obtenus à partir de supports polymères greffés, possédant des caractéristiques mécaniques variées et ayant fixé irréversiblement différentes biomolécules, ouvre une large voie d'application dans ce domaine.

20 Quelques uns des adsorbants décrits dans la deuxième partie ont été utilisés pour mettre en évidence leur capacité d'épuration.

A. Epuration "in vitro"

Exemple 31

25 On utilise l'adsorbant obtenu à l'exemple 18.

Des lapins (blancs de Bouscat) sont immunisés par injection intradermique de γ -globulines G humaines (de la société Sigma : fraction II de Cohn). Des prélèvements réguliers sont effectués pour le dosage des anticorps et
30 la constitution de "pools d'anticorps" utilisés lors des "épurations in vitro".

Le dosage quantitatif des anticorps est effectué par une méthode radioimmunologique du type sandwich utilisant des γ -globulines G humaines (γ GH) radioiodées (I^{125}).

35 Selon cette méthode, des γ GH fixées sur des particules de cellulose sont mises en contact simultanément avec l'anti-

sérum et le traceur ^{125}I γGH en excès. Les γGH fixées sur cellulose sont en excès pour piéger tous les anticorps. L'excès de traceur est éliminé par lavage. La quantité de traceur fixée au support par l'intermédiaire des anticorps et des γGH est proportionnelle à la quantité d'anticorps présente dans l'antisérum. Les résultats comparés à un standard sont exprimés en $\mu\text{g/ml}$.

Le pool d'anticorps prélevé sur lapin est dilué avec du sérum de lapin normal. A l'aide d'une pompe péristaltique (de type Mastuflex) la solution est perfusée dans l'épurateur ; le système fonctionne en circuit fermé ; des prélèvements successifs sont effectués pour le dosage des anticorps anti γGH et des protéines totales.

Les conditions opératoires de deux essais et les résultats d'épuration "in vitro" sont indiqués dans le tableau suivant.

Essai n°	1	2
20 - Surface totale du support (cm^2)	4.200	4.200
- Concentration en anticorps ($\mu\text{g/ml}$)	19,7	43
- Volume de plasma (ml)	30	50
25 - Quantité d'anticorps (mg)	591	2.150
- Débit (ml/mn)	5	5
- Temps (mn)	60	60
- % d'épuration	97	75
30 - Anticorps "épurés" (μg)	573	1.612

Exemple 32

On utilise l'adsorbant obtenu à l'exemple 20 pour réaliser des essais d'épuration de sérum renfermant des anticorps anti- γ -globulines G humaines, dans des condi-

tions analogues à celles de l'exemple 31.

Les conditions opératoires de deux essais d'épuration "in vitro" et les résultats obtenus sont rassemblés dans le tableau suivant.

5		Essai n°	1	2
	-	Surface totale du support (cm ²)	210	420
	-	Conc. en anticorps (µg/ml)	4,7	4,7
10	-	Volume de plasma (ml)	30	30
	-	Quantité d'anticorps (µg)	141	141
	-	Débit (ml/mn)	15	15
	-	Temps (mn)	60	60
	-	% d'épuration	10	40
15	-	Anticorps "épurés" (µg)	14	56,4

Exemple 33

On utilise l'adsorbant obtenu à l'exemple 22 pour réaliser un essai d'épuration de sérum renfermant des anticorps anti-γ-globulines G humaines, dans des conditions analogues à celles de l'exemple 31.

	Surface totale du support (cm ²)	630
	Conc. en anticorps (µg/ml)	11
25	Volume de plasma (ml)	30
	Quantité d'anticorps (µg)	330
	Débit (ml/mn)	20
	Temps (mn)	60
	% d'épuration	33
30	Anticorps "épurés" (µg)	109

Exemple 34

On utilise l'adsorbant obtenu à l'exemple 23 pour réaliser un essai d'épuration de sérum renfermant des anticorps anti-γ-globulines G humaines, dans des conditions analogues à celles de l'exemple 31.

	Surface totale du support (cm ²).....	210
	Concentration en anticorps (µg/ml).....	16
	Volume de plasma (ml).....	30
	Quantité d'anticorps (µg).....	480
5	Débit (ml/mm).....	5
	Temps (mn).....	60
	% d'épuration.....	9
	Anticorps "épurés" (µg).....	48

Exemple 35

10 On utilise l'adsorbant obtenu à l'exemple 24.

La capacité d'adsorption spécifique de l'antigène A porté par les hématies fixées sur le support a été vérifiée par rapport à l'activité non spécifique vi-à-vis d'un anticorps B. Pour cela les taux d'anticorps anti A et anti B contenus dans un sérum ont été mesurés avant et après incubation d'une heure à 37°C du support dans ce sérum. On élimine les anticorps anti A présents dans un sang frais humain.

Les activités sont mesurées suivant la méthode décrite par C. ROPARS, A. MULLER, C. HUREL et J. LEBLANC dans
20 .Bl. Transf. and Imm., tome XXIV, n° 1(1981).

Le sérum de départ est titré au 256e.

Les conditions de deux essais réalisés et leurs résultats sont indiqués dans le tableau suivant :

25

Essai n°	1	2
- Poids de support sec (mg)	320	630
- Dilution du sérum	1/4	1/2
30 - Quantité de sérum (ml)	2	2
- Epuration : anti A	93 %	87,6 %
- Epuration : anti B	~ 0	~ 0

35 Le taux de protéines total est resté pratiquement constant.

Exemple 36

On utilise l'adsorbant obtenu à l'exemple 30.

L'épuration in vitro effectuée sur 2 ml de sérum avec 320 mg de support sec, selon la technique décrite dans l'exemple 35, conduit à une épuration spécifique anti A, de 85 % et une épuration non spécifique anti B, de 5 %.

B. Epuration "ex vivo".Exemple 37

On utilise l'adsorbant obtenu à l'exemple 18.

10 Un shunt artério-veineux (jugulaire-carotide) est préalablement posé sur un lapin immunisé par injection intradermique de γ -globulines G humaines et anesthésié au Nembutal.

Le sang est perfusé directement sur une colonne
15 contenant 25 à 30 g de l'adsorbant. Le débit est de 10 à 15 ml/mn. L'animal est hépariné au préalable et par perfusion au cours de l'opération. La circulation sanguine extracorporelle dure 1h30. Le taux d'anticorps est de 22,2 μ g/ml au départ et de 2,21 μ g/ml après épuration. Les
20 protéines totales chutent de 56 mg/ml à 44,8 mg/ml.

L'invention ne se limite aucunement à ceux de ses modes de réalisation et d'application envisagés ou décrits dans les exemples. En particulier, on obtient des résultats satisfaisants en effectuant le greffage direct du monomère sur le support particulaire de base, notamment dans les conditions préférées qui ont été définies précédemment.
25

REVENDEICATIONS

1. Support particulaire pour la fabrication d'adsorbants pour chromatographie d'affinité sur colonne, caractérisé en ce qu'il est essentiellement constitué de particules d'un matière polymère de base aptes à être utilisées en chromatographie sur colonne et sur lesquelles sont greffées, essentiellement en surface, des molécules d'au moins un monomère insaturé capable de former un copolymère avec la matière de base et porteur d'au moins une fonction chimique capable de former, ultérieurement, dans des conditions non dénaturantes, une liaison covalente avec le ligand utilisé dans l'adsorption envisagée, la quantité de monomère greffé possédant une fonction chimique accessible par unité de surface (monomère dosé par unité de surface) étant de 10 à 500 μg par cm^2 de surface du support et le rapport de la quantité de monomère greffé possédant une fonction chimique accessible à la quantité totale de monomère greffé (monomère dosé/monomère pesé) étant de 0,05 à 0,5.

2. Support particulaire selon la revendication 1, caractérisé en ce que la quantité de monomère dosé par unité de surface est de 30 à 350 μg par cm^2 et le rapport monomère dosé/monomère pesé est de 0,05 à 0,3.

3. Support particulaire selon la revendication 1 ou 2, caractérisé en ce que la matière de base est choisie parmi le chlorure de polyvinyle, le polystyrène, le polychlorotrifluoroéthylène, les polyamides et le polyéthylène et leurs copolymères aptes à être utilisés, à l'état de particules, en chromatographie sur colonne.

4. Support particulaire selon l'une des revendications 1 à 3, caractérisé en ce que le monomère porte au moins une fonction acide carboxylique, une fonction amide, une fonction amine, une fonction aldéhyde ou une fonction hydroxyle.

5. Support particulaire selon la revendication 4, caractérisé en ce que le monomère est choisi parmi l'acide acrylique, l'acrylamide, l'allylamine, l'acroléine, l'acrylate d'éthylène-glycol et le méthacrylate de diméthylamine.

éthyle.

6. Procédé pour la préparation du support particulaire greffé selon l'une des revendications 1 à 5, caractérisé en ce qu'il consiste essentiellement à effectuer le greffage radiochimique, sur des particules d'une matière polymère de base choisie, du monomère insaturé choisi, en solution dans un solvant non agressif vis-à-vis des réactifs ou en l'absence de solvant.

7. Procédé pour la préparation du support particulaire greffé selon l'une des revendications 1 à 5, caractérisé en ce qu'il consiste essentiellement à effectuer le greffage radiochimique, sur des particules d'une matière polymère de base choisie dont la taille est située dans la gamme d'environ 10 à environ 5 000 μ , du monomère insaturé choisi, en solution à une concentration de 10 à 80 % en poids, dans l'eau, l'acétone ou l'éthanol purs ou en mélange, pendant une durée de 1 à 6,5 heures, à une température située dans la gamme allant de la température ambiante à la température d'ébullition du solvant utilisé, avec une dose d'irradiation comprise dans la gamme de 0,3 à 10 Mrad.

8. Procédé selon la revendication 6 ou 7, caractérisé en ce que le greffage a lieu après préirradiation par des rayonnements ionisants provenant d'accélérateurs d'électrons ou de sources de cobalt 60, en présence d'oxygène.

9. Procédé selon la revendication 6 ou 7, caractérisé en ce que le greffage a lieu après préirradiation par des rayonnements ionisants provenant d'accélérateurs d'électrons ou de sources de cobalt 60, en l'absence d'oxygène.

10. Adsorbant pour chromatographie d'affinité, caractérisé en ce qu'il résulte de la fixation covalente du ligand spécifique de la substance à adsorber, sur le support particulaire selon l'une des revendications 1 à 5.

11. Procédé pour la préparation de l'adsorbant selon la revendication 10, caractérisé en ce qu'il consiste à fixer par covalence le ligand spécifique de la substance à adsorber, sur le support après activation de celui-ci,

précédée de préférence d'une hydratation.

12. Utilisation de l'adsorbant selon la revendication 10, en particulier dans le domaine de la biologie, et notamment pour extraire ou éliminer une substance biologique 5 du sang, "in vitro" ou par circulation extracorporelle "ex vivo".



Office européen
des brevets

RAPPORT DE RECHERCHE EUROPEENNE

0106769

Numéro de la demande

EP 83 40 2013

DOCUMENTS CONSIDERES COMME PERTINENTS			
Catégorie	Citation du document avec indication, en cas de besoin, des parties pertinentes	Revendication concernée	CLASSEMENT DE LA DEMANDE (Int. Cl. 7)
X	FR-A-2 187 849 (U.S. A.E.C.) * Page 2, ligne 27 - page 10, ligne 39 *	1,3-12	B 01 J 20/32 C 12 N 11/08 G 01 N 31/06 B 01 D 15/08
X	--- POLYMER BULLETIN, vol. 3, 1980, pages 645-653, Springer-Verlag C.G. BEDDOWS et al.: "The use of graft copolymers as enzyme supports. The preparation and use of polyethylene-co-acrylic acid supports" * Page 646-648, "Experimental"; page 652, alinéas 2-3 *	1,4-7, 10,11	
A	--- POLYMER SCIENCE U.S.S.R., vol. 22, no. 9, 1980, pages 2150-2161, Pergamon Press Ltd., PL N.A. PLATE et al.: "The effect of the method of fixation of proteolytic enzymes in polymeric hydrogels on the blood-compatibility of modified polymers" * Pages 2150-2151 *	1,4,5	DOMAINES TECHNIQUES RECHERCHES (Int. Cl. 7) B 01 J G 01 N C 12 N
A	--- DE-A-2 709 094 (BOEHRINGER) * Pages 1-6, revendications *	1,4,5	
A	--- US-A-4 280 923 (SMALL) * Colonne 2, lignes 12-16; colonne 3, lignes 37-40; colonne 2, ligne 61 - colonne 3, ligne 25; colonne 6, exemple 6 *	1,3-8	
--- -/-			
Le présent rapport de recherche a été établi pour toutes les revendications			
Lieu de la recherche LA HAYE		Date d'achèvement de la recherche 16-01-1984	Examineur WENDLING J.P.
<p>CATEGORIE DES DOCUMENTS CITES</p> <p>X : particulièrement pertinent à lui seul Y : particulièrement pertinent en combinaison avec un autre document de la même catégorie A : arrière-plan technologique O : divulgation non-écrite P : document intercalaire</p> <p>T : théorie ou principe à la base de l'invention E : document de brevet antérieur, mais publié à la date de dépôt ou après cette date D : cité dans la demande L : cité pour d'autres raisons</p> <p>& : membre de la même famille, document correspondant</p>			

OE8 Form 1503.03.82

0106769



Office européen
des brevets

RAPPORT DE RECHERCHE EUROPEENNE

Numéro de la demande

EP 83 40 2013

Page 2

DOCUMENTS CONSIDERES COMME PERTINENTS			Page 2
Catégorie	Citation du document avec indication, en cas de besoin, des parties pertinentes	Revendication concernée	CLASSEMENT DE LA DEMANDE (Int. Cl. 7)
A	US-A-4 111 838 (SCHAEFFER)		
A	FR-A-2 476 125 (KURARAY) * page 3, ligne 1 - page 10, ligne 31 * -----		
Le présent rapport de recherche a été établi pour toutes les revendications			DOMAINES TECHNIQUES RECHERCHES (Int. Cl. 7)
Lieu de la recherche LA HAYE		Date d'achèvement de la recherche 16-01-1984	Examineur WENDLING J.P.
CATEGORIE DES DOCUMENTS CITES		T : théorie ou principe à la base d l'invention E : document de brevet antérieur, mais publié à la date de dépôt ou après cette date D : cité dans la demande L : cité pour d'autres raisons & : membre de la même famille, document correspondant	
X : particulièrement pertinent à lui seul Y : particulièrement pertinent en combinaison avec un autre document de la même catégorie A : arrière-plan technologique O : divulgation non-écrite P : document intercalaire			

OEB Form 1503.03.82